

Research Article

Study Effect of turmeric (*Curcuma longa*) and garlic (*Allium sativum*) extract on blood metabolites in Male rats of Wistar strain

Hadi Sarir, Hossein Naimipour Younesi, Masood Didarkhah *

Department of Animal Sciences, Faculty of Agriculture, University of Birjand, Birjand, Iran

Key Words

Rat
Aflatoxin B1
Turmeric extract
Garlic extract
Blood metabolites

Abstract

Introduction: Because aflatoxin is very resistant to heat and this toxin easily enters the human body through the food chain and consumption of dairy and livestock products and causes poisoning, it is necessary to seek solutions and materials to reduce the side effects of aflatoxins. This study investigates the combined effects of turmeric and garlic extract for this purpose for the first time in this context. It is hoped that new results can be achieved to improve and reduce the risks of toxins, given the antioxidant role of these two substances. The aim of the present study is to investigate the combined effects of turmeric and garlic extract in improving the harm caused by aflatoxin B1.

Materials & Methods: In this experimental study, 3 factors were investigated, each with 2 levels. Including two levels of aflatoxin B1 (0 and 100 micrograms per kilogram of body weight), 2 levels of turmeric (0 and 100 mg per kilogram of body weight), and 2 levels of garlic (0 and 50 mg per kilogram of body weight). Therefore, the total number of treatments was 8, and 8 replicates were considered for each treatment, and the total number of experimental units was 64 rats. On day 28 of the experimental period, rats were anesthetized with ketamine, and after opening the thoracic cavity, blood was collected from the heart. Plasma samples were analyzed to determine the levels of uric acid, creatinine, protein, albumin, glucose, triglycerides, cholesterol, GGT, LDH, LDL, and HDL.

Results: The results showed that aflatoxin B1 significantly increased the activity of lactate dehydrogenase, gamma-glutamyl transferase, creatinine and LDL in serum.

Conclusion: Treatment of infected rats with turmeric extract and garlic extract significantly reduced lactate dehydrogenase, gammaglutamyl transferase and LDL, compared to aflatoxin B1 treatment. Garlic extract was able to significantly reduce the serum LDL level of rats. Therefore, the findings of the present study indicate that the use of a combination of turmeric and garlic may reduces the harmful effects of aflatoxin B1.

Article info

* Corresponding Author's email:
masooddidarkhah@birjand.ac.ir

Received: 29 December 2025

Reviewed: 1 February 2026

Revised: 3 April 2026

Accepted: 6 May 2026

مقاله علمی - پژوهشی

بررسی اثر عصاره زردچوبه (*Curcuma longa*) و سیر (*Allium sativum*) بر برخی از فاکتورهای خونی موش نر نژاد ویستار

هادی سریر، حسین نعیمی پوریونسی، مسعود دیدارخواه*

گروه علوم دامی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه بیرجند، بیرجند، ایران

چکیده

کلمات کلیدی

موش صحرایی
آفلاتوکسین B1
عصاره زردچوبه
عصاره سیر
متابولیت‌های خون

مقدمه: هدف از مطالعه حاضر بررسی اثرات ترکیبی عصاره سیر و زردچوبه در برابر آسیب ناشی از آفلاتوکسین B1 بود که بر روی ۶۴ سر موش صحرایی نر ۱۲-۱۰ هفته، با میانگین وزنی ۳۰۰-۲۵۰ گرم در قالب یک طرح کاملاً تصادفی به صورت آزمایش فاکتوریل (۲×۲×۲) در هشت گروه و به مدت ۲۸ روز انجام گردید.

مواد و روش‌ها: در این مطالعه، سه عامل مورد بررسی قرار گرفت که هر کدام دو سطح داشتند. شامل دو سطح آفلاتوکسین B1 (صفر و ۱۰۰ میکروگرم در کیلوگرم وزن بدن)، ۲ سطح زردچوبه (صفر و ۱۰۰ میلی گرم در کیلوگرم وزن بدن) و ۲ سطح سیر (صفر و ۵۰ میلی گرم در کیلوگرم وزن بدن) برای هر تیمار ۸ تکرار در نظر گرفته شد. در تمام گروه‌ها، آفلاتوکسین و عصاره‌ها به صورت خوراکی داده شد. در روز ۲۸ دوره آزمایش، موش‌های صحرایی با کتامین بی‌هوش شدند و پس از بازکردن حفره صدری، خونگیری از قلب انجام شد. آنالیز نمونه‌های پلاسما به منظور تعیین میزان اسید اوریک، کراتینین، پروتئین، آلبومین، گلوکز، تری گلیسرید، کلسترول، گاما گلوتامیل ترانسفراز، لاکتات دهیدروژناز، لیپوپروتئین با چگالی پایین (LDL) و لیپوپروتئین با چگالی بالا (HDL) صورت گرفت.

نتایج: نتایج نشان داد که آفلاتوکسین B1 فعالیت لاکتات دهیدروژناز، گاما گلوتامیل ترانسفراز، کراتینین و LDL سرم خون را به طور معنی‌داری افزایش می‌دهد.

بحث و نتیجه‌گیری: در مان موش صحرایی آلوده با عصاره زردچوبه و عصاره سیر باعث کاهش معنی‌دار لاکتات دهیدروژناز، گاما گلوتامیل ترانسفراز و LDL، در مقایسه با تیمار آفلاتوکسین B1 شد. عصاره سیر توانست میزان LDL پلاسما موش‌های صحرایی را به طور معنی‌داری کاهش دهد. به طور کلی یافته‌های تحقیق حاضر نشان می‌دهد استفاده از ترکیب زردچوبه و سیر به صورت خوراکی عوارض زیان‌بار آفلاتوکسین B1 را کاهش می‌دهد.

* پست الکترونیکی نویسنده مسئول:

masooddidarkhah@birjand.ac.ir

تاریخ دریافت: ۸ دی ۱۴۰۴

تاریخ داوری: ۱۲ بهمن ۱۴۰۴

تاریخ اصلاح: ۱۴ فروردین ۱۴۰۵

تاریخ پذیرش: ۱۶ اردیبهشت ۱۴۰۵

مقدمه

دفاعی آنتی اکسیدانی، منجر به ایجاد اثر محافظتی در مقابل سمیت آفلاتوکسین B1 در موش می‌شوند (۱۸). سیر با نام علمی *Allium sativum* یکی از بیش‌ترین تحقیقات گیاهی دارویی را تاکنون به خود اختصاص داده است که از زمان‌های قدیم در طب سنتی یونانی - چینی و ایرانی تجویز می‌شد (۱۹). آلیسین (Allicin)، یکی از ترکیبات اصلی سیر تازه و خرد شده، دارای طیف وسیعی از خواص ضدژنوتوکسیک، ضدآپوپتوز، ضد میکروبی، ضد ویروسی و ضدانگلی است (۲۰). با مصرف سیر، زمینه ابتلا به سرطان کولون و یا سرطان معده کاهش می‌یابد که به اثر آنتی اکسیدان سیر نسبت داده شده است (۲۱). آنتی اکسیدان مشتق شده از سیر، یعنی اس آللیل سیستئین (S-Allyl Cysteine) روی آسیب کلیوی و تنش اکسیداتیو تولید شده توسط ایسکمی اثر محافظتی دارد (۲۲). ترکیبات ارگانوسولفور سیر از شروع فعالیت کارسینوژنی آفلاتوکسین B1 در کبد رت جلوگیری می‌کنند که در این بین دی آلیل دی سولفید بیش‌ترین اثر بخشی را دارد (۲۳). آلیسین جدا شده از سیر از باند شدن آفلاتوکسین B1 به DNA تیموس گوساله ممانعت می‌کند و شکل‌گیری ترکیب AFB1-DNA را کاهش می‌دهد (۲۴). بنابراین این تحقیق، در پی دستیابی به نتایج جدیدی مبنی بر اثرات مشترک عصاره زردچوبه و سیر بر کاهش اثرات سمی و مضر آفلاتوکسین B1 بود.

مواد و روش‌ها

در این پژوهش که در آزمایشگاه تشریح و فیزیولوژی دام دانشکده کشاورزی دانشگاه بیرجند انجام گردید، از ۶۴ موش نر نژاد ویستار استفاده شد و سه عامل مورد بررسی قرار گرفت، تیمارهای آزمایشی عبارتند از؛ (۱) تیمار شاهد، (۲) تیمار حاوی آفلاتوکسین B1 (۱۰۰ میکروگرم در کیلوگرم وزن بدن)، (۳) تیمار حاوی عصاره سیر (۵۰ میلی گرم در کیلوگرم وزن بدن)، (۴) تیمار حاوی عصاره زردچوبه (۱۰۰ میلی گرم در کیلوگرم وزن بدن)، (۵) تیمار حاوی عصاره سیر (۵۰ میلی گرم در کیلوگرم وزن بدن) و عصاره زردچوبه (۱۰۰ میلی گرم در کیلوگرم وزن بدن)، (۶) تیمار حاوی آفلاتوکسین B1 (۱۰۰ میکروگرم در کیلوگرم وزن بدن) و عصاره سیر (۵۰ میلی گرم در کیلوگرم وزن بدن)، (۷) تیمار حاوی آفلاتوکسین B1 (۱۰۰ میکروگرم در کیلوگرم وزن بدن) و عصاره زردچوبه (۱۰۰ میلی گرم در کیلوگرم وزن بدن)، (۸) تیمار حاوی آفلاتوکسین B1 (۱۰۰ میکروگرم در کیلوگرم وزن بدن) و عصاره سیر (۵۰ میلی گرم در کیلوگرم وزن بدن) و عصاره زردچوبه (۱۰۰ میلی گرم در کیلوگرم وزن بدن). ویتال قارچ آسپرژیلوس فلاووس سویه (IR111)، از مرکز کلکسیون قارچ و باکتری، سازمان پژوهش‌های علمی و صنعتی ایران تهیه گردید. قارچ آسپرژیلوس فلاووس در محیط کشت PDA (Potato Dextrose)

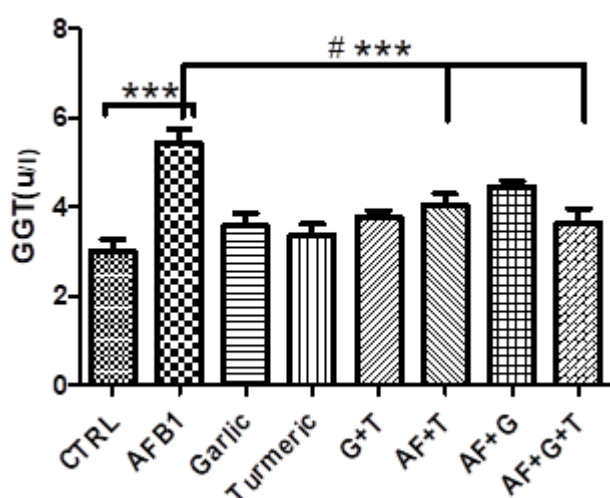
مایکوتوکسین‌ها متابولیت‌های ثانویه ساخته شده به وسیله قارچ‌های رشته‌ای می‌باشند که باعث مسمومیت در انسان‌ها و حیوانات می‌شود (۱). به دلیل وجود این واقعیت که مایکوتوکسین‌ها از موادی هستند که دارای بیش‌ترین پتانسیل سرطان‌زایی شناخته شده تا به امروز می‌باشند، آن‌ها را به عنوان مواد سرطان‌زای رده اول در انسان‌ها طبقه‌بندی نموده و به وسیله آژانس بین‌المللی تحقیقات بر روی سرطان بسیار مورد توجه قرار می‌دهند (۲). آفلاتوکسین‌ها (aflatoxins)، مایکوتوکسین‌هایی هستند که توسط گونه‌های قارچی آسپرژیلوس به ویژه آسپرژیلوس فلاووس (*Aspergillus flavus*)، آسپرژیلوس پارازیتیکوس (*Aspergillus parasiticus*) و آسپرژیلوس نومیوس (*Aspergillus nomius*) تولید می‌شوند (۳). میزان تولید آفلاتوکسین توسط این گونه‌ها روی سوبستراهایی هم چون غلات، انجیر، پسته، دانه‌های روغنی، تنباکو، بادام زمینی بسیار زیاد است (۴). آفلاتوکسین‌ها به عنوان عوامل جهش‌زا، ناهنجاری‌های مادرزادی، سرطان‌زا و تضعیف کننده سیستم ایمنی شناخته می‌شوند (۵). در میان انواع مختلف آفلاتوکسین‌ها، معمولاً آلودگی با آفلاتوکسین B1 شایع‌تر بوده و این نوع، دارای سمیت بیش‌تری نسبت به سایر آفلاتوکسین‌ها می‌باشد (۶). تقریباً در همه کشورهای دنیا استفاده از گیاهان دارویی از قدیم نقش مهمی در درمان بسیاری از بیماری‌ها داشته است (۷). در طب سنتی هند از زردچوبه به عنوان مهم‌ترین گیاه حاوی ترکیبات و عوامل ضد اکسیدان نام برده‌اند (۸). زردچوبه (*Turmeric*)، نام عامیانه گیاه کورکوما لانگا (*Curcuma longa*) است که در هند با نام هالیدی (Haldi) شناخته می‌شود و متعلق به خانواده زنجبیل (Zingiberaceae) است (۹). خواص دارویی زردچوبه در اصل با جزء اصلی و فعال موجود در ریزوم آن، یعنی کورکومین (Curcumin) مرتبط است (۱۰) که ترکیب زرد یا نارنجی رنگ زردچوبه را تشکیل می‌دهد (۱۱). کورکومین و زردچوبه، از کبد در مقابل سموم مختلفی از جمله تتراکلریدکربن، استامینوفن و سیکلوفسفامید (Cyclophosphamide) در موش صحرایی و اردک محافظت می‌کند (۱۲، ۱۳، ۱۴). استفاده از کورکومین به همراه سیکلوفسفورین، در موش‌های صحرایی که نارسایی کلیوی دارند، باعث کاهش نارسایی کلیوی و تنش اکسیداتیو می‌شود (۱۵). پتانسیل ضدسرطانی کورکومین در برابر انواع مختلفی از سرطان‌ها از جمله لوکمی، لیمفوما، سرطان‌های گوارشی، ادراری - تناسلی، سینه، رحم، تخمدان، ریه، ملانوما، کولون، سارکوما، تومورهای مغزی و غیره نشان داده شده است (۱۶). پودر ریزوم زردچوبه و کورکومین در مقابل آفلاتوکسین B1 اثر محافظتی دارند (۱۷). پودر ریزوم زردچوبه و کورکومین، به وسیله تعدیل پراکسیداسیون چربی‌ها و تقویت سیستم

Agar) تکثیر شده و سپس به وسیله تخمیر روی برنج، سم آفاتوکسین B1 تولید گردید. اندازه‌گیری میزان سم تولیدی نیز با روش TLC (Thin layer chromatography) انجام شد. غلظت آفاتوکسین B1، از مقایسه نقطه فلورسنس آبی نمونه با نقطه فلورسنس استاندارد اندازه‌گیری می‌شود. در این آزمایش از عصاره الکلی پودر زردچوبه استفاده شد. به منظور تهیه این عصاره، زردچوبه خالص از بازار خریداری شد. سپس با نسبت ۱ به ۸ با الکل (اتانول ۸۰ درصد) مخلوط شد (۲۵). برای تهیه عصاره آبی سیر نیز، حبه‌های سیر تازه خریداری شده، پس از پوست کندن و شستن خشک شده و به صورت پودر درآورده شد. پودر سیر خشک شده با نسبت ۱ به ۸ با آب مقطر مخلوط شد. موش‌های صحرایی براساس میانگین وزنی و به‌طور تصادفی در جایگاه‌های مخصوص، تحت شرایط کنترل شده، ۱۲ ساعت روشنایی، ۱۲ ساعت تاریکی و در دمای 22 ± 3 درجه سلسیوس نگهداری شدند. بعد از یک هفته سازگاری با شرایط محیط، موش‌های صحرایی توزین، نشانه‌گذاری و به صورت تصادفی بین تیمارها تقسیم شدند. عصاره‌های درمانی و سم آفاتوکسین B1 به صورت گاوژ به موش‌ها خوراندند. در طول آزمایش، موش‌های صحرایی به وسیله غذای آماده (به فرم پلت، تهیه شده از شرکت جوانه خراسان) و با آب آشامیدنی شهر بیرجند تغذیه شدند. در پایان دوره ۲۸ روزه آزمایش موش‌های صحرایی با کتامین بی‌هوش شده و پس از باز کردن حفره صدری، خونگیری از قلب انجام شد. خون در داخل لوله‌های حاوی ماده ضد انعقاد جمع آوری و پس از سانتریفیوژ نمونه‌های خون اولیه با دور ۲۵۰۰ دور در دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه، نمونه‌های پلاسما گرفته شده به منظور آنالیز توسط کیت‌های تشخیصی شرکت پارس آزمون و با استفاده از دستگاه اتوآنالایزر (Gesan chem, 200) مورد ارزیابی و آنالیز نمونه‌ها به منظور تعیین میزان اسیداوریک، کراتینین، پروتئین، آلبومین، گلوکز، تری‌گلیسرید، کلسترول، GGT، LDH، LDL و HDL و توسط کیت‌های آزمایشگاهی صورت گرفت. این پژوهش در قالب یک طرح کاملاً تصادفی به صورت آزمایش فاکتوریل ($2 \times 2 \times 2$) بود و آنالیز داده‌ها با استفاده از رویه مدل خطی عمومی (General linear model) و نرم‌افزار SAS (۲۰۰۵، نسخه ۹/۱) انجام شد. برای مقایسه میانگین‌ها نیز از آزمون توکی-کرامر استفاده شد.

نتایج

شکل ۱ میانگین غلظت LDH یا لاکتات دهیدروژناز سرم خون را در بین تیمارهای آزمایشی نشان می‌دهد. خوراندن آفاتوکسین B1 به موش‌ها باعث افزایش معنی‌دار ($P < 0.01$) LDH سرم خون در مقایسه با گروه شاهد گردید. زمانی که سیر یا زردچوبه به موش‌های

آلوده به آفاتوکسین B1 خوراندند شد تغییر معنی‌داری در مقدار LDH دیده نشد؛ اما استفاده از ترکیب زردچوبه و سیر با تقویت اثر یکدیگر، کاهش معنی‌دار ($P < 0.05$) LDH را در مقایسه با تیمار آفاتوکسین B1 به دنبال داشت. شکل ۲ میانگین میزان سرم خون GGT یا گاما گلوتامیل ترانسفراز سرم خون را در بین تیمارهای آزمایشی نشان می‌دهد. گاوژ آفاتوکسین B1، میزان GGT سرم خون را به طور معنی‌داری ($P < 0.01$) نسبت به گروه شاهد افزایش داد. درمان موش‌های آلوده به آفاتوکسین B1 با زردچوبه به تنهایی ($P < 0.01$) و ترکیب زردچوبه و سیر باعث کاهش معنی‌دار ($P < 0.01$) GGT در مقایسه با تیمار آفاتوکسین B1 شد که در این بین بیش‌ترین اثر بخشی درمانی مربوط به زمانی بود که از ترکیب زردچوبه و سیر استفاده شد. شکل ۳ میانگین میزان کراتینین سرم خون را در بین تیمارهای آزمایشی نشان می‌دهد. در شکل ۳ مشاهده می‌شود که آفاتوکسین B1 خوراندن شده به موش‌ها، سبب افزایش معنی‌دار ($P < 0.05$) کراتینین سرم خون در مقایسه با تیمار شاهد شده است. زردچوبه و سیر به تنهایی اثری بر مقدار کراتینین نداشتند. درمان موش‌های آلوده با سیر و زردچوبه و ترکیب این دو سبب کاهش عددی مقدار کراتینین در قیاس با گروه شاهد شد که این کاهش در زمان استفاده از ترکیب زردچوبه و سیر نمود بیش‌تری داشت. شکل ۴ میانگین میزان LDL سرم خون را در بین تیمارهای آزمایشی نشان می‌دهد. گاوژ آفاتوکسین B1 به موش‌ها، سطح LDL سرم خون را به طور معنی‌داری ($P < 0.01$) نسبت به گروه شاهد افزایش می‌دهد. درمان موش‌های آلوده به آفاتوکسین B1 با سیر باعث کاهش معنی‌دار ($P < 0.05$) LDL در مقایسه با تیمار آفاتوکسین B1 گردید؛ علاوه بر این استفاده درمانی از ترکیب زردچوبه و سیر نیز کاهش معنی‌دار ($P < 0.05$) LDL را سبب شده است؛ اما اثر سیر در این کاهش اندکی بیش از ترکیب سیر و زردچوبه می‌باشد. در بررسی تغییرات پروتئین تام سرم خون، تیمار آفاتوکسین B1 و زردچوبه سبب افزایش معنی‌دار ($P < 0.01$) پروتئین تام نسبت به تیمار شاهد شده است. درمان با سیر ($P < 0.05$) و زردچوبه ($P < 0.01$) هر دو پروتئین تام را نسبت به تیمار سیر به تنهایی به صورت معنی‌دار افزایش می‌دهد. در تیمارهای درمانی با سیر، زردچوبه ($P < 0.01$) و ترکیب این دو ($P < 0.05$) افزایش معنی‌دار پروتئین نسبت به تیمار زردچوبه دیده می‌شود. در تیمار درمانی آفاتوکسین B1 به همراه سیر و آفاتوکسین B1 و زردچوبه افزایش معنی‌دار ($P < 0.01$) پروتئین در قیاس با تیمار دریافت‌کننده ترکیب سیر و زردچوبه مشاهده می‌شود. استفاده درمانی از ترکیب زردچوبه و سیر نسبت به درمان با زردچوبه به تنهایی، مقدار پروتئین تام سرم را به صورت معنی‌داری ($P < 0.05$) از ۷/۹۰ به ۷/۲۶ کاهش داده است.

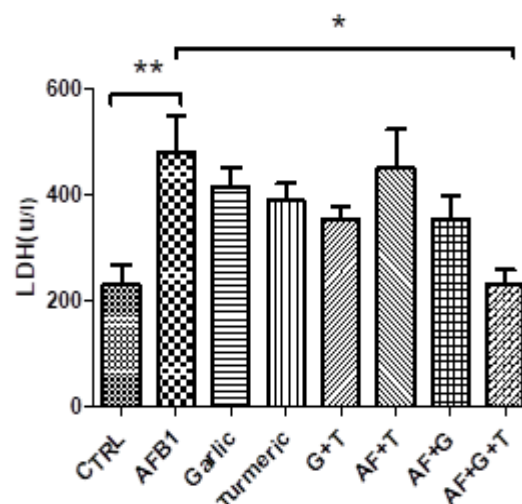


شکل ۲: اثر استفاده از ترکیب زردچوبه و سیر بر کاهش میزان GGT سرم در رت‌های آلوده شده با آفلاتوکسین B1

داده‌ها مربوط به مقایسه میانگین $\pm$ خطای استاندارد میانگین می‌باشند. *** اختلاف معنی‌دار با تیمار کنترل ($P < 0.001$). #*** اختلاف معنی‌دار تیمارهای درمانی با تیمار آفلاتوکسین B1 ($P < 0.001$).

Figure 2: Effect of using a combination of turmeric and garlic on reducing serum GGT levels in rats infected with aflatoxin B1

Data are for comparison of mean $\pm$ standard error of the mean. *** Significant difference with control treatment ($P < 0.001$). *** Significant difference between treatments with aflatoxin B1 treatment ($P < 0.001$).

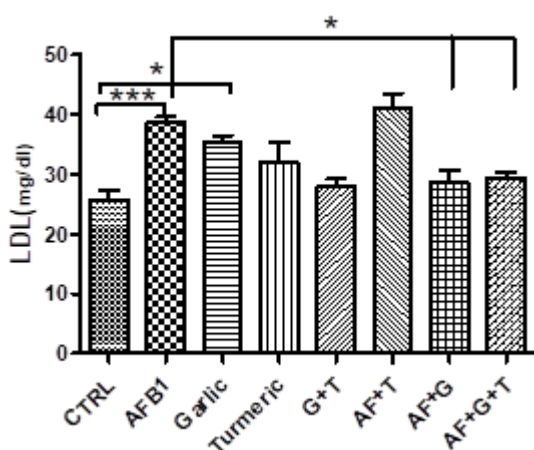


شکل ۱: اثر استفاده از ترکیب زردچوبه و سیر بر کاهش میزان LDH یا لاکتات دهیدروژناز سرم در رت‌های آلوده شده با آفلاتوکسین B1

داده‌ها مربوط به مقایسه میانگین $\pm$ خطای استاندارد میانگین می‌باشند. * اختلاف معنی‌دار با تیمار کنترل ($P < 0.05$). * اختلاف معنی‌دار تیمارهای درمانی با تیمار آفلاتوکسین B1 ($P < 0.05$).

Figure 1: Effect of using turmeric and garlic combination on reducing serum LDH or lactate dehydrogenase levels in rats infected with aflatoxin B1

Data are for comparison of mean $\pm$ standard error of mean. ** Significant difference with control treatment ($P < 0.01$). * Significant difference between treatments with aflatoxin B1 treatment ($P < 0.05$).

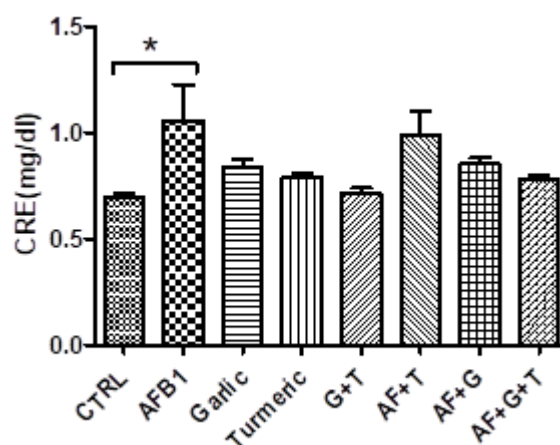


شکل ۴: اثر استفاده از ترکیب زردچوبه و سیر بر کاهش میزان LDL سرم در رت‌های آلوده شده با آفلاتوکسین B1

داده‌ها مربوط به مقایسه میانگین $\pm$ خطای استاندارد میانگین می‌باشند. *** اختلاف معنی‌دار با تیمار کنترل ($P < 0.001$). * اختلاف معنی‌دار تیمارهای درمانی با تیمار آفلاتوکسین B1 ($P < 0.05$).

Figure 4: Effect of using a combination of turmeric and garlic on reducing serum LDL levels in rats infected with aflatoxin B1

Data are for comparison of mean $\pm$ standard error of the mean. *** Significant difference with control treatment ($P < 0.001$). * Significant difference of therapeutic treatments with aflatoxin B1 treatment ($P < 0.05$).



شکل ۳: اثر استفاده از ترکیب زردچوبه و سیر بر کاهش میزان کراتینین سرم در رت‌های آلوده شده با آفلاتوکسین B1

داده‌ها مربوط به مقایسه میانگین $\pm$ خطای استاندارد میانگین می‌باشند. * اختلاف معنی‌دار با تیمار کنترل ($P < 0.05$).

Figure 3: Effect of using a combination of turmeric and garlic on reducing serum creatinine levels in rats infected with aflatoxin B1

Data are compared as mean $\pm$ standard error of the mean. * Significant difference with control treatment ($P < 0.05$).

در تیمار آفاتوکسین B1 و زردچوبه در مقایسه با تیمار آفاتوکسین B1 افزایش معنی‌دار ($P < 0.05$) آلبومین مشاهده شد. درمان موش‌های آلوده با سیر ($P < 0.01$)، زردچوبه ($P < 0.01$) و ترکیب این دو ($P < 0.05$) سبب افزایش معنی‌دار آلبومین در قیاس با تیمار زردچوبه گردید. درمان با زردچوبه به تنهایی، مقدار آلبومین سرم خون را نسبت به تیمار دریافت کننده ترکیب سیر و زردچوبه به صورت معنی‌دار ($P < 0.05$) افزایش داد. در مورد عامل اسیداوریک، تزریق آفاتوکسین B1 به صورت گاواژ، میزان اسید اوریک سرم خون را از ۱/۹۵ میلی گرم بر دسی لیتر به ۲/۹۲ میلی گرم بر دسی لیتر افزایش داده است هرچند این تفاوت از نظر آماری معنی‌دار نمی‌باشد. استفاده از ترکیب زردچوبه و سیر سبب کاهش معنی‌دار ($P < 0.01$) میزان اسیداوریک از ۲/۹۲ به ۱/۵۱ میلی گرم در دسی لیتر نسبت به تیمار آفاتوکسین B1 می‌شود. علاوه بر این درمان با ترکیب زردچوبه و سیر کاهش معنی‌دار ($P < 0.05$) اسیداوریک را در مقایسه با تیمار سیر و تیمار سیر و زردچوبه به دنبال داشته است (جدول ۱). در تحقیق حاضر گاواژ آفاتوکسین B1 در مقایسه با تیمار سیر گلوکز را به صورت معنی‌داری ($P < 0.01$) افزایش داده است. در تیمار سیر و زردچوبه ($P < 0.05$) و تیمارهای درمانی با سیر ($P < 0.01$)، زردچوبه ($P < 0.05$) و ترکیب این دو ($P < 0.01$) افزایش معنی‌دار گلوکز در قیاس با تیمار سیر دیده شد. در تیمار آفاتوکسین B1 به همراه سیر و زردچوبه افزایش معنی‌دار گلوکز نسبت به تیمارهای زردچوبه ($P < 0.01$) و تیمار آفاتوکسین B1 و زردچوبه ($P < 0.05$) دیده می‌شود. در تقابل اثرات دوطرفه نیز در تیمار (سیر × زردچوبه)، سیر

به تنهایی در قیاس با گروه شاهد کاهش معنی‌دار ($P < 0.05$) گلوکز را ایجاد کرد. درمان با سیر ($P < 0.01$)، زردچوبه ($P < 0.01$) و ترکیب این دو ($P < 0.05$) در مقایسه با تیمار آفاتوکسین B1 میزان تری گلیسرید سرم خون را به صورت معنی‌داری افزایش می‌دهد. درمان با سیر و زردچوبه به تنهایی باعث افزایش معنی‌دار ($P < 0.05$) تری گلیسرید نسبت به تیمار سیر و افزایش معنی‌دار ($P < 0.01$) آن نسبت به تیمار زردچوبه می‌شود. به همین ترتیب درمان با سیر افزایش معنی‌دار ($P < 0.01$) و درمان با زردچوبه نیز افزایش معنی‌دار ($P < 0.05$) تری گلیسرید را در مقایسه با تیمار سیر و زردچوبه ایجاد کردند. استفاده درمانی از ترکیب زردچوبه و سیر نیز نسبت به تیمار زردچوبه سبب افزایش معنی‌دار ($P < 0.05$) تری گلیسرید سرم خون می‌شود. تزریق آفاتوکسین B1 به صورت گاواژ، میزان اسید اوریک سرم خون را از ۱/۹۵ میلی گرم بر دسی لیتر به ۲/۹۲ میلی گرم بر دسی لیتر افزایش داده است هرچند این تفاوت از نظر آماری معنی‌دار نمی‌باشد. استفاده از ترکیب زردچوبه و سیر سبب کاهش معنی‌دار ($P < 0.01$) میزان اسیداوریک از ۲/۹۲ به ۱/۵۱ میلی گرم در دسی لیتر نسبت به تیمار آفاتوکسین B1 می‌شود. علاوه بر این درمان با ترکیب زردچوبه و سیر کاهش معنی‌دار ($P < 0.05$) اسیداوریک را در مقایسه با تیمار سیر و تیمار سیر و زردچوبه به دنبال داشته است. بررسی اثرات متقابل سه طرفه نشان می‌دهد که در تیمار آفاتوکسین و زردچوبه میزان HDL سرم خون نسبت به تیمار شاهد و تیمار دریافت کننده ترکیب سیر و زردچوبه به طور معنی‌داری افزایش یافته است.

جدول ۱: مقایسه آماری میانگین سطوح ترکیبی آفاتوکسین B1، زردچوبه و سیر بر برخی پارامترهای سرم خون

Table 1: Statistical comparison of the average combined levels of aflatoxin B1, turmeric, and garlic on some blood serum parameters

Treatments	Total protein (g/dl)	Albumin (g/dl)	Uric acid (mg/dl)	Glucos (mg/dl)
Control	7.05	3.41	1.95	53
Aflatoxin B1 (100 μg/kg)	7.33	3.09	2.92	148.16c
Turmeric extract (100 mg/kg)	6.53	2.9c	2.38	129.5
Garlic extract (50 mg/kg)	6.93	3.2	2.53	95.33be
Turmeric extract + garlic extract	6.65	3.1	2.58	142.16
Aflatoxin + B1 Turmeric extract	7.9ba	3.46a	2.11	141.83
Aflatoxin B1 + garlic extract	7.56	3.32	1.94	150.83
Aflatoxin B1 + turmeric extract + garlic extract	7.26	3.26	1.51e	183.05
Standard error of mean	0.13	0.07	0.26	9.2

a: تفاوت معنی‌دار در مقایسه با گروه شاهد $P < 0.05$. b: تفاوت معنی‌دار در مقایسه با گروه شاهد $P < 0.01$. c: تفاوت معنی‌دار در مقایسه با گروه شاهد $P < 0.001$.

d: تفاوت معنی‌دار در مقایسه با گروه آفاتوکسین $P < 0.05$. e: تفاوت معنی‌دار در مقایسه با گروه آفاتوکسین $P < 0.01$. f: تفاوت معنی‌دار در مقایسه با گروه آفاتوکسین $P < 0.001$.

a: Significant difference compared to the control group $P < 0.05$. b: Significant difference compared to the control group $P < 0.01$. c: Significant difference compared to the control group $P < 0.001$. d: Significant difference compared to the aflatoxin group $P < 0.05$. e: Significant difference compared to the aflatoxin group $P < 0.01$. f: Significant difference compared to the aflatoxin group $P < 0.001$.

جدول ۲: مقایسه آماری میانگین سطوح ترکیبی آفلاتوکسین B1، زردچوبه و سیر بر عوامل مربوط به پروفایل چربی و لیپیدهای پلاسما

Table 2: Statistical comparison of the average combined levels of aflatoxin B1, turmeric and garlic on factors related to plasma lipid and fat profile

Treatments	Cholesterol (mg/dl)	Triglycerides (mg/dl)	HDL-C (mg/dl)
Control	67.48	51.95	44.4
Aflatoxin B1 (100 μg/kg)	64.8	35.26	55.85
Turmeric extract (100 mg/kg)	69.5	36	53.18
Garlic extract (50 mg/kg)	67.46	42.78	48.85
Turmeric extract + garlic extract	76.06	44.18	45.4
Aflatoxin + B1 Turmeric extract	96.73bf	64.91f	61.98a
Aflatoxin B1 + garlic extract	85.8	65.93f	60.16
Aflatoxin B1 + turmeric extract + garlic extract	87.88d	56.65d	51.45
Standard error of mean	4.66	3.97	3.62

a: تفاوت معنی‌دار در مقایسه با گروه شاهد $P < 0.05$. b: تفاوت معنی‌دار در مقایسه با گروه شاهد $P < 0.01$. c: تفاوت معنی‌دار در مقایسه با گروه شاهد $P < 0.001$.

d: تفاوت معنی‌دار در مقایسه با گروه آفلاتوکسین $P < 0.05$. e: تفاوت معنی‌دار در مقایسه با گروه آفلاتوکسین $P < 0.01$. f: تفاوت معنی‌دار در مقایسه با گروه آفلاتوکسین $P < 0.001$. a: Significant difference compared to the control group $P < 0.05$. b: Significant difference compared to the control group $P < 0.01$. c: Significant difference compared to the control group $P < 0.001$. d: Significant difference compared to the aflatoxin group $P < 0.05$. e: Significant difference compared to the aflatoxin group $P < 0.01$. f: Significant difference compared to the aflatoxin group $P < 0.001$.

بحث

می‌شود. GGT یک آنزیم میکروزومال با گسترش بافتی زیاد است (۳۶). آفلاتوکسین B1 مقدار GGT کلیوی را به صورت معنی‌دار افزایش می‌دهد (۳۷، ۱۷). مکانیزم آسیب‌سولولی حاصل از آفلاتوکسین B1 کاملاً مشخص نیست اما آفلاتوکسین B1 می‌تواند باعث تحریک آزادسازی رادیکال‌های آزاد در گونه‌هایی که اکسیژن مصرف می‌کنند، شود که منجر به آسیب‌های کروموزومی می‌شود (۳۷). برخی پاسخ‌های زیست‌شناختی مصرف سیر، شامل کاهش ایجاد بیماری‌های قلبی عروقی، مهار تکثیر سلول‌های سرطانی، تحریک فعالیت‌های ایمنی، افزایش سمیت‌زدایی ترکیبات خارجی، اثر ضد میکروبی و ضد ویروسی، فعالیت آنتی‌اکسیدانی و محافظت از سلول‌های زایا می‌باشد (۳۸). استفاده از مکمل زردچوبه در جیره غذایی جوجه‌های گوشتی کلسترول تام و HDL (High-density lipoprotein) کلسترول را به صورت معنی‌داری افزایش داده و LDL کلسترول را به طور معنی‌داری کاهش می‌دهد. غلظت تری‌گلیسرید کبدی با خوردن کورکومینوئیدها کاهش می‌یابد (۳۹، ۴۰). علاوه بر این مکمل کورکومین باعث کاهش معنی‌داری در سطح انسولین پلاسما و شاخص مقاومت انسولینی (HOMA) گردید؛ اگرچه در سطح گلوکز پلاسما تفاوت معنی‌داری ایجاد نمی‌کند (۴۱). کاهش سطح پروتئین کل و آلبومین ممکن است به دلیل کاهش جذب پروتئین از روده و یا به علت مصرف جیره غذایی با کالری زیاد اتفاق بیفتد که کاهش سنتز کبد را به دنبال داشته و احتمالاً ناشی از آسیب سلول‌های کبدی یا تنش ناشی از افزایش نیاز متابولیکی برای ترمیم بافت و خنثی کردن رادیکال‌های جیره غذایی پرچرب باشد (۴۲). استفاده از سیر اثری بر میزان پروتئین تام ندارد (۴۳). البته باید بدانیم که اثرات مکمل سیر روی متابولیسم پروتئین کاملاً مشخص نشده است (۴۴). افزایش کراتینین می‌تواند به واسطه افزایش آزادسازی آن از ماهیچه‌ها و یا کاهش دفع آن از کلیه باشد (۴۵). آفلاتوکسین B1 نشانگر کلیه‌ای اسیداوریک را افزایش می‌دهد (۴۶، ۴۷). افزایش سطح اسیداوریک نشان‌دهنده کاتابولیسم پروتئین‌ها و یا اختلال در عملکرد کلیه می‌باشد (۴۷). سوخت و ساز گلوکز خون در بسیاری از بیماری‌ها غیرطبیعی است

بر اساس سازمان (Food and Agriculture Organization) FAO، سالانه ۲۰ درصد از محصولات غذایی تولید شده در دنیا توسط سموم قارچی آلوده می‌شوند که در این آلودگی، آفلاتوکسین‌ها سهم بیش‌تری نسبت به سایر سموم دارند (۲۶). آفلاتوکسین تولیدی توسط سویه‌های آسپرژیلوس فلاووس و آسپرژیلوس پارازیتیکوس علاوه بر ایجاد سرطان کبد با کاهش رشد و وزن و تغییر عملکرد سیستم ایمنی در کودکان آفریقایی نیز مرتبط می‌باشد (۲۷). آفلاتوکسین‌ها انواع محصولات کشاورزی را نیز قبل، حین و بعد از برداشت آلوده می‌کنند (۲۸). در رت‌ها تزریق ۲۰ میلی‌گرم در کیلوگرم وزن بدن آفلاتوکسین B1 باعث افزایش وزن بدن می‌شود که این در ماکیان جوان و خرگوش هم مشاهده شده است. علت افزایش وزن بدن ممکن است افزایش جذب آب یا آماس در برخی اندام‌های بدن باشد (۲۹). بنابراین کنترل، پیشگیری و خنثی کردن این سموم در خوراک دام و انسان نقش مهمی در بهداشت عمومی داشته و باید برای حفظ بهداشت مواد غذایی و سلامت جامعه با به‌کارگیری راهکارهای مربوطه نسبت به حذف آن‌ها از مواد غذایی اقدام نمود (۲۶). در آسیب‌های کبدی آنزیم‌های نشانگر به دلیل نقششان در متابولیسم حائز اهمیت هستند (۳۰). تغییر میزان LDH می‌تواند نشان‌دهنده تخریب و اختلال در عملکرد سلول‌های کبدی باشد (۳۱، ۳۲، ۳۳). LDH یکی از شاخص‌های اصلی در آسیب‌های کبدی بوده و افزایش معنی‌دار آن نشانه آفلاتوکسیکوزیس می‌باشد (۳۱، ۳۳). مکمل سیر به طور معنی‌داری فعالیت LDH را در افراد مبتلا به بیماری کبدی ناشی از الکل، کاهش می‌دهد و این نشان‌دهنده کاهش آسیب کبدی بعد از تزریق سیر می‌باشد (۳۴). آلیسین سیر باعث مهار قابل توجه استیل کولین استراز، لاکتات دی‌هیدروژناز و آلکالین فسفاتاز در بافت عصبی حلزون می‌شود (۳۵). GGT یا گاماگلوتامیل ترانس پپتیداز (GGTP) آنزیمی است که از کبد منشأ می‌گیرد و به‌وسیله گیرنده گالاکتوز در کبد وارد گردش خون

- and contemporary issues. *Toxins*. 3(6): 566-590. doi: 10.3390/toxins3060566
7. Farzanegi, P., Saberi, S., Fakharian, A., Rasaee, M.J. and Dabidi Roshan, V., 2012. Combined effects of Curcuma longa and exercise training on kidney and spleen tissue levels of glutathione peroxidase and protein carbonyl in rats exposed to lead. *Pathobiology Research*. 15(3): 49-62.
 8. Scartezini, P. and Speroni, E., 2000. Review on some plants of Indian traditional medicine with antioxidant activity. *Journal of ethnopharmacology*. 71(1-2): 23-43. doi: 10.1016/S0378-8741(00)00213-0
 9. Aggarwal, B.B., Kumar, A., Aggarwal, M.S. and Shishodia, S., 2005. Curcumin derived from turmeric (*Curcuma longa*): a spice for all seasons. *Phytopharmaceuticals in cancer chemoprevention*. 23: 351-387.
 10. Maheshwari, R.K., Singh, A.K., Gaddipati, J. and Srimal, R.C., 2006. Multiple biological activities of curcumin: a short review. *Life sciences*. 78(18): 2081-2087. doi: 10.1016/j.lfs.2005.12.007
 11. Jagetia, G.C. and Aggarwal, B.B., 2007. "Spicing up" of the immune system by curcumin. *Journal of clinical immunology*. 27(1): 19-35. doi: 10.1007/s10875-006-9066-7
 12. Huang, C.T., Chen, P.H., Chen, S.H., Lue, J.H. and Tsai, Y.J., 2023. Curcumin promotes microglial M2 polarization and suppresses chronic constriction injury induced neuropathic pain in a rat model of peripheral neuropathy. *Nutrition*. 109: 112004. doi: doi.org/10.1016/j.nut.2023.112004
 13. Deshpande, U.R., Gadre, S.G., Raste, A.S., Pillai, D., Bhide, S.V. and Samuel, A.M., 1998. Protective effect of turmeric (*Curcuma longa* L.) extract on carbon tetrachloride-induced liver damage in rats. *Indian journal of experimental biology*. 36(6): 573-577.
 14. Moselhy, O., Abdel-Aziz, N. and El-bahkery, A., 2025. Curcumin nanoparticles alleviate brain mitochondrial dysfunction and cellular senescence in γ -irradiated rats. *Scientific Reports*. 15: 3857. doi.org/10.1038/s41598-025-87635-y
 15. Tirkey, N., Kaur, G., Vij, G. and Chopra, K., 2005. Curcumin, a diferuloylmethane, attenuates cyclosporine induced renal dysfunction and oxidative stress in rat kidneys. *BMC pharmacology*. 5(1): 15. doi: 10.1186/1471-2210-5-15.
 16. Anand, P., Sundaram, C., Jhurani, S., Kunnumakkara, A.B. and Aggarwal, B.B., 2008. Curcumin and cancer: an "old-age" disease with an "age old" solution. *Cancer letters*. 267(1): 133-164. doi: 10.1016/j.canlet.2008.03.025
 17. El-Agamy, D.S., 2010. Comparative effects of curcumin and resveratrol on aflatoxin B1-induced liver injury in rats. *Archives of toxicology*. 84(5): 389-396. doi: 10.1007/s00204-010-0511-2
 18. Sharma, V., Sharma, C. and Sharma, S., 2011. Influence of Curcuma Longa and Curcumin on blood profile in mice subjected to aflatoxin B1. *International Journal of Pharmaceutical Sciences and Research*. 2(7): 1740.
 19. Fani, M.M. and Araghizadeh, A., 2009. Anti fungal activities of fresh garlic extract on Candida albicans. (In Persian)
 20. Zhang, L., Ye, Y., An, Y., Tian, Y., Wang, Y. and Tang, H., 2011. Systems responses of rats to aflatoxin B1 exposure revealed with metabonomic changes in multiple biological matrices. *Journal of proteome research*. 10(2): 614-623.
 21. Modem, S., DiCarlo, S.E. and Reddy, T.R., 2012. Fresh garlic extract induces growth arrest and morphological differentiation of MCF7 breast cancer cells. *Genes & cancer*. 3(2): 177-186. doi: 10.1177/1947601912458581
 22. Cuzzocrea, S., Mazzon, E., Dugo, L., Serrano, I., Di Paola, R., Britti, D. and Salvemini, D., 2002. A role for superoxide in gentamicin-mediated nephropathy in rats. *European journal of pharmacology*. 450(1): 67-76. doi: 10.1016/S0014-2999(02)01749-1
 23. Guyonnet, D., Belloir, C., Suschetet, M., Siess, M.H. and Le Bon, A.M., 2002. Mechanisms of protection

و افزایش یا کاهش آن جزء یافته‌های معمول آزمایشگاهی به‌شمار می‌رود. آفلاتوکسین B1 سطح گلوکز را به‌طور معنی‌داری افزایش می‌دهد (۴۸، ۲۰) که این افزایش می‌تواند در اثر آسیب کبدی و در نتیجه اختلال در تولید گلیکوژن گردد. عصاره سیر خام باعث کاهش گلوکز می‌شود (۴۹، ۵۰، ۵۱). سیر منجر به افزایش انسولین در گردش خون به همراه افزایش قدرت گلیکوژن کبدی است (۵۰). افزایش سطح کلسترول سرم در اثر آفلاتوکسین B1 ممکن است نشان‌دهنده تغییرات تحلیل برنده و کم کاری در کبد و کلیه‌ها باشد (۱۸). عمل سیر در کاهش سطح کلسترول پلاسما به‌علت اثری است که ترکیب‌های اورگانوسولفور موجود در آن بر متابولیسم کلسترول می‌گذارند (۵۲). دو ترکیب ارگانوسولفور سیر، آجوئن (ajoene) و دی آلبل سولفید متابولیسم و باند شدن به DNA را در آفلاتوکسین B1 تحت اثر قرار می‌دهند؛ بنابراین به عنوان یک عامل شیمیایی پیشگیری کننده از سرطان فعالیت می‌کنند (۵۳). مکانیزم اصلی برای افزایش معنی‌دار غلظت کلسترول کبد به وضوح مشخص نشده است (۵۴). با خوردن سیر غلظت لیپیدهای خون در افراد دارای کلسترول نرمال کاهش می‌یابد (۵۵) و غلظت تام کلسترول LDL را کاهش می‌دهد (۵۶، ۳۵). هم چنین زردچوبه اثر معنی‌داری بر فراسنجه‌های بیوشیمیایی خون مثل HDL ندارد (۵۷). آفلاتوکسین B1 اثری بر مقدار HDL ندارد (۲۰).

نتیجه‌گیری کلی: نتایج این مطالعه نشان می‌دهد که زردچوبه به دلیل دارا بودن ترکیباتی هم چون کورکومین و آرتورمرن و سیر به علت دربرداشتن اجزایی هم چون آلیسین می‌توانند اثرات درمانی قابل توجهی داشته باشد و استفاده از ترکیب این دو سبب اثر افزایشی در کاهش عوارض ناشی از آفلاتوکسین B1 می‌گردد.

تشکر و قدردانی؛

نگارندگان مقاله از دانشگاه بیرجند به علت تامین بخشی از هزینه‌های مقاله کمال تشکر و سپاسگزاری را دارند.

منابع

1. Bhatnagar, D., Payne, G.A., Cleveland, T.E. and Robens, J.F., 2004. Mycotoxins: current issues in USA. In *Meeting the mycotoxin menace*. 17-47. Wageningen Academic. doi: 10.3920/978-90-8686-523-9_002
2. A. R.C. 1993. Naturally occurring aflatoxins (Group 1), aflatoxins M1 (Group 2B). *Int. Agency Res. Cancer*. 56: 245.
3. Moss, M.O., 1998. Recent studies of mycotoxins. *Journal of Applied Microbiology*. 84: 62S-76S.
4. Namiki, M., 1990. Antioxidants/antimutagens in food. *Critical Reviews in Food Science & Nutrition*. 29(4): 273-300. doi: 10.1080/10408399009527528
5. Iamanaka, B.T., de Menezes, H.C., Vicente, E., Leite, R.S. and Taniwaki, M.H., 2007. Aflatoxigenic fungi and aflatoxins occurrence in sultanas and dried figs commercialized in Brazil. *Food control*. 18(5): 454-457. doi: 10.1016/j.foodcont.2005.12.002
6. Yunus, A.W., Razzazi-Fazeli, E. and Bohm, J., 2011. Aflatoxin B1 in affecting broiler's performance, immunity, and gastrointestinal tract: A review of history

- garlic extracts, and their combinations on preventing dyslipidemia in rats. *International Scholarly Research Notices*. 2012(1): 167979. doi: 10.5402/2012/167979
41. Jang, E.M., Choi, M.S., Jung, U.J., Kim, M.J., Kim, H.J., Jeon, S.M. and Lee, M.K., 2008. Beneficial effects of curcumin on hyperlipidemia and insulin resistance in high-fat-fed hamsters. *Metabolism*. 57(11): 1576-1583. doi: 10.1016/j.metabol.2008.06.014
 42. Olorunnisola, O.S., Bradley, G. and Afolayan, A.J., 2012. Protective effect of *T. violacea* rhizome extract against hypercholesterolemia-induced oxidative stress in Wistar rats. *Molecules*. 17(5): 6033-6045. doi: 10.3390/molecules17056033
 43. Al-Salahy, M.B. and Mahmoud, A.A.B., 2003. Metabolic and histological studies on the effect of garlic administration on the carnivorous fish *Chrysichthys auratus*. *Egyptian journal of biology*. 5(1): 94-107.
 44. Oi, Y., Kawada, T., Kitamura, K., Oyama, F., Nitta, M., Kominato, Y. and Kazuo, I., 1995. Garlic supplementation enhances norepinephrine secretion, growth of brown adipose tissue, and triglyceride catabolism in rats. *The Journal of Nutritional Biochemistry*. 6(5): 250-255. doi: 10.1016/0955-2863(95)00025-U
 45. Mathuria, N. and Verma, R.J., 2008. Ameliorative effect of curcumin on aflatoxin-induced toxicity in serum of mice. *Acta Pol. Pharmaceut. Drug Research*. 65: 339-343.
 46. Ghaly, I.S., Hassanane, M., Ahmed, E., Haggag, W., Nada, S. and Farag, I., 2010. Cytogenetic and Biochemical Studies on the Protective Role of *Rhodotorula glutinis* and its Autoploidy against the Toxic Effect of Aflatoxin B1 in Mice. *Nature and Science*. 8(5): 28-38.
 47. Al-Masri, S.A., 2001. Lowering effect of vitamin C on side effects of aflatoxins contaminated nuts in experimental rats. *Life Science Journal*. 11(2): 370-375.
 48. Choi, Y.K., Jung, K.K., Chae, K.Y., Jang, I., Lee, B.D. and Nahm, K.H., 1995. Effects of vitamin E and selenium supplementation to diets containing aflatoxin B1 on the contents of liver lipids and various blood parameters in rats. *Asian-Australasian Journal of Animal Sciences*. 8(4): 379-385.
 49. Effraim, K.D., Modu, S. and Hamzah, H.G., 2000. Effect of crude garlic extract on nicotine induced hyperglycaemia and hyperlipidemia in rats. *African Journal of Biomedical Research*. 3(2): 125-127.
 50. Sheikh, N., Safari, M.R., Kashani, K.M. and Zeraati, M.A.F., 2004. Study on the effect of garlic on the in vitro albumin glycation reaction. *Acta Medica Iranica*. 16-18.
 51. Srivastava, S. and Pathak, P.H., 2012. Garlic (*Allium sativum*) extract supplementation alters the glycogen deposition in liver and protein metabolism in gonads of female albino rats. *International Journal of Pharmaceutical Sciences and Drug Research*. 4(2): 126-129.
 52. Liu, L. and Yeh, Y.Y., 2000. Inhibition of cholesterol biosynthesis by organosulfur compounds derived from garlic. *Lipids*. 35(2): 197-203. doi: 10.1007/BF02664770
 53. Tadi, P.P., Teel, R.W. and Lau, B.H., 1991. Organosulfur compounds of garlic modulate mutagenesis, metabolism, and DNA binding of aflatoxin B1. *Nutrition Cancer*. 15: 87-95. doi: 10.1080/01635589109514116
 54. Jha, A., Shah, K. and Verma, R.J., 2012. Aflatoxin induced biochemical changes in liver of mice and its mitigation by black tea extract. *Acta Pol. Pharm.* 69(5): 851-857.
 55. Bordia, A.M.K.H., 1981. Effect of garlic on blood lipids in patients with coronary heart disease. *The American journal of clinical nutrition*. 34(10): 2100-2103. doi: 10.1093/ajcn/34.10.2100
 56. Chi, M.S., Koh, E.T. and Stewart, T.J., 1982. Effects of garlic on lipid metabolism in rats fed cholesterol or lard. *The Journal of nutrition*. 112(2): 241-248. doi: 10.1093/jn/112.2.241
 57. Moradi, S., Shivazad, M., Shahneh, A.Z. and Mirhadi, S.A., 2011. Dietary factors affecting egg cholesterol content in laying hens.
 24. against aflatoxin B1 genotoxicity in rats treated by organosulfur compounds from garlic. *Carcinogenesis*. 23(8): 1335-1341. doi: 10.1093/carcin/23.8.1335
 25. Yamasaki, T., Teel, R.W. and Lau, B.H.S., 1991. Effect of allixin, a phytoalexin produced by garlic, on mutagenesis, DNA-binding and metabolism of aflatoxin B1. *Cancer letters*. 59(2): 89-94. doi: 10.1016/0304-3835(91)90171-D
 26. Omid, A., Torabi, Z., Hassanpoorfard, M. and Zardast, M., 2012. Evaluation of protective effect of hydroalcoholic extract of *Crocus sativus* petals on preventing of gentamicin induced peliosis hepatis and hepatic telangiectasis in rats. *Journal of Translational Medical Research*. 19(4): 455-462. (In Persian)
 27. Haji Mohammadi, B. and Athari, S.S., 2008. Aflatoxin and its prevention and control methods. *Scientific and Economic Journal of Livestock*. 17(207): 24-26. (In Persian)
 28. Gong, Y.Y., Egal, S., Hounsa, A., Turner, P.C., Hall, A.J., Cardwell, K.F. and Wild, C.P., 2003. Determinants of aflatoxin exposure in young children from Benin and Togo, West Africa: the critical role of weaning. *International journal of epidemiology*. 32(4): 556-562. doi: 10.1093/ije/dyg109
 29. Hojjati, M., 2011. Reduction of aflatoxin in red pepper using ultraviolet light. First National Congress of Modern Agricultural Sciences and Technologies of Iran, Zanjan. 19-21. (In Persian)
 30. Kubena, L.F., Huff, W.E., Harvey, R.B., Yersin, A.G., Elissalde, M.H., Witzel, D.A. and Petersen, H.D., 1991. Effects of a hydrated sodium calcium aluminosilicate on growing turkey poult during aflatoxicosis. *Poultry Science*. 70(8): 1823-1830. doi: 10.3382/ps.0701823
 31. Devendran, G. and Balasubramanian, U., 2011. Biochemical and histopathological analysis of aflatoxin induced toxicity in liver and kidney of rat. *Asian Journal of Plant Science & Research*.
 32. Moghaddam, J.A., Koohi, M.K., Ghazi, K.M. and Pasalar, P., 2014. Protective effects of captopril against aflatoxin B1-induced hepatotoxicity in isolated perfused rat liver.
 33. Rizvi, S.A.U.R. and Shakoori, A.R., 2000. Effects of aflatoxin B1 feeding on the liver function of broiler chicken. *Pakistan Journal of Agricultural Research*. 16: 72-75.
 34. Yin, S.J., Kao, M.C. and Lee, S.C., 1980. Sequential biochemical and histological changes in rats treated with aflatoxin B1. *British Journal of Cancer*. 42(2): 319-325. doi: 10.1038/bjc.1980.233
 35. Mirunalini, S., Arulmozhi, V. and Arulmozhi, T., 2010. Curative effect of garlic on alcoholic liver diseased patients. *Jordan Journal of Biological Sciences*. 3(4): 147-152.
 36. Singh, V.K. and Singh, D.K., 2008. Pharmacological effects of garlic (*Allium sativum* L.). *Annual Review of Biomedical Sciences*. 10. doi: 10.5016/1806-8774.2008.v10p6
 37. Bigoniya, P., Singh, C.S. and Shukla, A., 2009. A comprehensive review of different liver toxicants used in experimental pharmacology. *International Journal of Pharmaceutical Sciences and Drug Research*. 1(3): 124-135.
 38. Rastogi, R., Srivastava, A.K. and Rastogi, A.K., 2001. Biochemical changes induced in liver and serum of aflatoxin B1-treated male wistar rats: preventive effect of picroliv. *Pharmacology & toxicology*. 88(2): 53-58. doi: 10.1034/j.1600-0773.2001.088002053.x
 39. Song, K. and Milner, J.A., 2001. The influence of heating on the anticancer properties of garlic. *The Journal of nutrition*. 131(3): 1054S-1057S. doi: 10.1093/jn/131.3.1054S
 40. Akbarian, A., Golian, A., Kermanshahi, H., Gilani, A. and Moradi, S., 2012. Influence of turmeric rhizome and black pepper on blood constituents and performance of broiler chickens. *African Journal of Biotechnology*. 11(34): 8606-8611. doi: 10.5897/AJB11.3318
 41. Qinna, N.A., Kamona, B.S., Alhussainy, T.M., Taha, H., Badwan, A.A. and Matalka, K.Z., 2012. Effects of prickly pear dried leaves, artichoke leaves, turmeric and